TYPING OF HLA

Publication number: JP6303998 (A)
Publication date: 1994-11-01

Inventor(s):

UMEMOTO MISAKO

Applicant(s):

SUMITOMO ELECTRIC INDUSTRIES

Classification:

- international:

C12Q1/68; G01N30/54; G01N30/88; C12Q1/68; G01N30/00; (IPC1-7): C12Q1/68

- European:

Application number: JP19930117880 19930421 **Priority number(s):** JP19930117880 19930421

Abstract of JP 6303998 (A)

PURPOSE:To provide an easy typing method for polymorphism of HLA genes on a base sequence level. CONSTITUTION:The typing method consists of (1) denaturation of the DNA fragment containing a HLA gene to make single-stranded DNA, (2) annealing of the single-stranded DNA with typing probes specifically combining with the specific regions of HLA gene to form bound bodies between the objective DNA fragments and the typing probes, (3) contact of the bound bodies with an insoluble supporting body carrying an immobilized figand specifically combining with the objective DNA fragments and (4) subsequent elution of the typing probes from the supporting body by increasing the temperature gradually and analysis of the elution pattern.

Data supplied from the esp@cenet database — Worldwide

Family list

1 application(s) for: JP6303998 (A)

TYPING OF HLA

Inventor: UMEMOTO MISAKO Applicant: SUMITOMO ELECTRIC INDUSTRIES EC: IPC: C12Q1/68; G01N30/54; G01N30/88; (+3)

Publication info: JP6303998 (A) — 1994-11-01

Data supplied from the ${\it esp@cenet}$ database — Worldwide

(19)日本国特許庁 (JP) (12) 公開特許公報(A)

(11)特許出額公開番号

特開平6-303998

(43)公開日 平成6年(1994)11月1日

(51) Int.Cl.⁵

識別記号 庁内整理番号 ZNA A 7823-4B

FI

技術表示箇所

C 1 2 Q 1/68

審査請求 未請求 請求項の数1 FD (全 8 頁)

(21)出願番号

特顧平5-117880

(71)出願人 000002130

住友電気工業株式会社

(22)出願日

平成5年(1993)4月21日

大阪府大阪市中央区北浜四丁目5番33号

(72)発明者 梅本 みさ子

大阪府大阪市此花区島屋一丁目1番3号 住友電気工業株式会社大阪製作所内

(74)代理人 弁理士 西川 繁明

(54) 【発明の名称】 HLAタイピング方法

(57)【要約】

【目的】 HLA遺伝子の多型性を塩基配列レベルで容 易にタイピングできる方法を提供すること。

【構成】 (1) HLA遺伝子を含むDNA断片を変性 させて1本鎖とした後、(2) HLA遺伝子の特定の領 城に特異的に結合するタイピング用プローブとアニール させて、目的DNA断片とタイピング用プロープとの結 合体を形成させ、(3)しかる後、目的とするDNA断 片と特異的に結合するリガンドを固定化した不溶性支持 体に接触させて、目的DNA断片とタイピング用プロー ブとの結合体を該支持体に結合させ、(4)次いで、温 度を徐々に上昇させることにより、タイピング用プロー ブを支持体より溶出させ、その溶出パターンを解析する ことを特徴とするHLAタイピング方法。

【特許請求の範囲】

(1) HLA遺伝子を含むDNA断片を 【請求項1】 変性させて1本鎖とした後、(2) HLA遺伝子の特定 の領域に特異的に結合するタイピング用プロープとアニ ールさせて、目的DNA断片とタイピング用プローブと の結合体を形成させ、(3)しかる後、目的とするDN A断片と特異的に結合するリガンドを固定化した不溶性 支持体に接触させて、目的DNA断片とタイピング用プ ロープとの結合体を該支持体に結合させ、(4)次い で、温度を徐々に上昇させることにより、タイピング用 10 せ、この増幅したDNAに対して対立遺伝子(alle プローブを支持体より溶出させ、その溶出パターンを解 析することを特徴とするHLAタイピング方法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【産業上の利用分野】本発明は、個体のHLA遺伝子型 を決定(タイピング)する方法に関し、さらに詳しく は、HLA遺伝子の多型性を塩基配列レベルで直接調べ るタイピング方法に関する。本発明のHLAタイピング 方法は、分子生物学、遺伝子工学、及びこれらに関連す る産業分野において有用である。

[0002]

【従来の技術】主要組織適合性遺伝子複合体 (MHC) は、マウスでは第17染色体上にあり、ヒトでは第6染 色体短椀にあるHLA (Human Leukocyt c Antigen) 遺伝子複合体がこれに相当する。 ヒトの組織的合性は、HLA遺伝子により決定される が、HLA遺伝子及びHLA抗原には、高度の多型性が

【0003】HLA抗原は、免疫応答や疾患感受性など の生体防御機構に深くかかわっている。HLA領域の遺 30 1、Acad. Sci. USA, Vol. 86, p. 6 伝的変異の検出は、移植に際し、HLA遺伝子が合致し た提供者(ドナー)と受容者(レシピエント)のペアを 選び出し、移植片の拒絶反応を最小限に抑制するための 組織のタイピングに有用である。提供者と受容者とが遺 伝的に近いほど、移植の成功率は高くなる。また、HL Aタイピングは、自己免疫疾患に対する遺伝的感受性を 知る上で重要な情報を提供する。さらに、HLA遺伝子 座は、高度の多型性を示すため、HLAタイピングは、 法医学における個人鑑定、親子鑑定などに応用すること ができる。

【0004】従来、HLAタイピングは、リンパ球に対 する微量細胞毒試験(血清学的方法)やリンパ球混合培 後(細胞学的方法)などにより、HLA抗原をタイプす る方法によって行われてきた。これに対して、近年、H LA遺伝子の多型性を塩基配列レベルで直接調べるDN Aタイピング法について、多くの提案がなされている。 これらのDNAタイピング法は、免疫学的タイピング法 に比べて、鋭敏でより正確な方法である。

【0005】DNAレベルでのHLAタイピング法とし ては、例えば、PCR-RFLP(Restricti 50 【0010】そこで、分析したいDNA領域に相補的な

on Fragment Length Polymo rphism) 法、PCR-SSO (Sequence Specific Oligonucleotid e) 法などが代表的なものとして知られている(PCR 実験マニュアル, p. 227-235;実験医学, Vo 1, 8, p. 1094-1099).

[0006] PCR-RFLP法は、PCR (Poly merase Chain Reaction) により HLA抗原遺伝子の多型性に富む領域を選択的に増幅さ 1 e) 特異的な塩基配列を認識、切断する制限酵素を用 いて、切断されるか否かを電気泳動により検出する方法 である。しかしながら、この方法は、タイピングすべき 遺伝子領域の塩基配列が明らかにされている必要がある こと、多種類の制限酵素を必要とすること等の欠点があ

【0007】PCR-SSO法は、PCRにより増幅し たDNAをアロ抗原特異的なオリゴヌクレオチドプロー プに対してハイブリッドするか否かで決定する方法であ 20 る。 PCR-SSO法におけるドットブロット法では、 目的とするHLA遺伝子をPCRにより増幅した後、メ ンプレンにドットプロットにより固定化し、各メンプレ ンを標識したプローブとハイブリダイゼーションさせ、 結合したプローブを酵素反応またはオートラジオグラフ ィーなどで検出する。PCR-SSO法におけるリバー スドットプロット法では、オリゴヌクレオチドプローブ を膜に固定し、標識されたPCR生成物をハイブリダイ ゼーションして、特異的に結合したPCR生成物を酵素 による発色反応等により検出する(Proc. Nat 230-6234, 1989).

【0008】しかし、従来のPCR-SSO法では、プ ローブと目的DNA断片が結合したときにしか、シグナ ルが得られないため、1つのプローブより得られる情報 量が少なく、そのため、HLAタイピングのように複雑 なDNAの多型性を解析するためには、多数のプローブ を用いる必要がある。

[0009]

【発明が解決しようとする課題】本発明の目的は、HL 40 A遺伝子の多型性を塩基配列レベルで容易にタイピング できる方法を提供することにある。本発明者は、相補的 なDNA~DNAハイブリッド形成における相互作用の 強さに着目した。DNA-DNAハイブリッドの融解温 度(Tm)は、安定性に依存し、DNA同士の塩基配列 が完全に相補的である場合には、高い温度までハイブリ ッドを形成しているが、一か所以上にミスマッチ(不適 正塩基対)がある場合には、安定性が格段に低下し、低 い温度で解離してしまう。そして、ミスマッチの種類に よっても融解温度が異なる。

配列を持つオリゴヌクレオチドプローブ(プローブDN A) を作製し、試料DNA中の目的DNAとプロープD NAとのハイブリッドを形成させた後、プローブDNA と目的DNAの融解温度を解析すると、試料DNA中に 含まれる目的DNAの該領域に関する情報が得られ、こ れより領域内の塩基配列を推定できる。

【0011】また、目的とするDNA断片を捕獲するた め、目的とするDNA断片に相補的な塩基配列を持つD NAをリガンドとして固定化した不溶性支持体を用いる ド形成物を支持体上に固定化させ、次いで、プロープD NAと目的DNAの融解は、プロープDNAがこの支持 体より解離することにより検出できる。

【0012】不溶性支持体をカラム化して、カラム温度 を精密に制御しながら徐々に温度を上昇させてプローブ **DNAを解離させることにより、プローブDNAの解離** 温度を正確に測定でき、これを解析することでHLAタ イピングが可能である。本発明は、これらの知見に基づ いて完成するに至ったものである。

[0013]

【課題を解決するための手段】かくして、本発明によれ ば、(1) HLA遺伝子を含むDNA断片を変性させて 1本鎖とした後、(2) HLA遺伝子の特定の領域に特 異的に結合するタイピング用プローブとアニールさせ て、目的DNA断片とタイピング用プローブとの結合体 を形成させ、(3)しかる後、目的とするDNA断片と 特異的に結合するリガンドを固定化した不溶性支持体に 接触させて、目的DNA断片とタイピング用プロープと の結合体を該支持体に結合させ、(4)次いで、温度を 徐々に上昇させることにより、タイピング用プローブを 30 支持体より溶出させ、その溶出パターンを解析すること を特徴とするHLAタイピング方法が提供される。

【0014】以下、本発明について詳述する。本発明で 使用する不溶性支持体は、通常、膜状または粒子状であ り、例えば、シリカゲル、多孔質ガラス、グラファイト 等の無機高分子;ナイロン、ニトロセルロース、ポリテ トラフルオロエチレン等の有機高分子;アルミニウム、 アパタイト等の金属粒子;アルミナ等のセラミック粒 子;等を例示することができる。また、これらの表面を 化学的、物理的に改質したものであってもよい。支持体 40 が粒子状である場合、粒子の大きさは、通常0.1~5 $0.0 \mu m$ 、好ましくは $1\sim 1.0 \mu m$ 程度であり、粒子の 孔径は、通常100~4000Å、好ましくは1000 ~4000 A程度である。

【0015】不溶性支持体に固定化するリガンドは、合 成オリゴヌクレオチド(合成DNA)である。リガンド の長さは、タイピング用プローブより長いことが好まし く、通常20~100base (塩基)、好ましくは3 0~60baseである。リガンドとする合成DNAの 塩基配列は、目的DNA断片中の塩基配列と相補的にな 50 合されていてもよい。

るようにする。

【0016】リガンドと支持体の結合方法は、支持体に 導入された各種の官能基(カルポキシル基、アミノ基、 水酸基等)をそのまま、あるいは縮合剤や活性化剤(ト レシルクロライド、水溶性カルボジイミド等)で処理し てから、アミノ基、チオール基等の官能基を末端に導入 した合成DNAと反応させる。

【0017】タイピング用プローブは、合成オリゴヌク レオチド(合成DNA)であり、その長さは、通常15 ことにより、プロープDNAと目的DNAのハイブリッ 10 ~50base、好ましくは20~30baseであ る。タイピング用プローブは、1種類でもよいが、目的 とするHLA遺伝子の多型性に応じてタイピングを効率 よく行うことができるように、通常、HLA遺伝子内の 領域を数種類選び、複数種のプローブを設計する。

> 【0018】タイピング用プローブは、検出感度を上げ るために、標識物質を結合させることができる。標識す る物質としては、蛍光色素、ビオチン等のハプテン、ア ルカリフォスターゼ等の酵素等が用いられる。蛍光色素 としては、フルオレセイン、ローダミン、Europi 20 um等が用いられる。この時、フルオレセインとローダ ミンのように蛍光波長の異なる色素を数種用いれば、同 時に2種類以上のタイピングプローブを検出することが でき、迅速な分析が可能である。

【0019】標識物質の合成DNAへの結合方法として は、標識物質中の官能基(イソチオシアネート基、カル ボキシル基、アミノ基等)をそのまま、あるいは活性化 してから、アミノ基、チオール基等の官能基を持つ合成 DNAと反応させる方法を用いる。標識物質は、通常、 合成DNAの末端に結合させる。

【0020】本発明の方法では、目的DNA断片と特異 的に結合するリガンドを固定化した不溶性支持体を固定 相とするアフィニティークロマトグラフィーの手法を利 用することが好ましい。また、迅速な処理を行うため に、高速液体クロマトグラフィー (HPLC) を使用す ることが好ましい。

【0021】カラムのクロマト管は、通常、100kg / c m² の静水圧に耐え得るものであって、溶液に不活 性のものであれば特に限定されない。例えば、ステンレ ス等の金属、高密度ポリエチレンやポリスチレン等のプ ラスチック、ガラス等の無機物質を用いることができ る。クロマト管の内径は、通常1~20mm、好ましく は1~5mmである。クロマト管の長さは、通常1~3 0 cm、好ましくは1~10 cmである。

【0022】カラムへの送液の際の流速は、通常0.0 1~1m1/分、好ましくは0.05~0.5m1/分 である。カラムに送液する溶液は、支持体やクロマト管 を侵さないものであれば特に限定されない。例えば、N a C 1、EDTA等の溶質を含む水溶液で、これにメタ ノール、エタノール、アセトニトリル等の有機溶媒が混

【0023】目的とするDNA断片の長さは、通常50 base~10kbase、好ましくは100~2kb aseで、PCRにより調製したもの、制限酵素処理ま たは物理的な方法等で切断したもの、ベクターに組み込 んだもの等を用いる。また、DNA断片は、1本鎖でも 2本鎖でもよい。

【0024】カラムの温度制御は、恒温槽、カラムヒー ター等を用いるが、カラム内の温度を正確に制御するに は、特に恒温水槽が好ましい。温度上昇速度は、早すぎ と分析時間が長くかかるという問題がある。これより、 通常0.1℃/分~3℃/分、好ましくは0.5℃/分 ~1.0℃/分程度とする。

【0025】タイピング用プロープと目的DNA断片と の結合は、目的DNA断片を熱またはアルカリ処理等で 変性させた後、タイピング用プローブを混合することに よって行う。

【0026】また、このタイピング用プローブと目的D NA断片の結合物を一定の温度に保ったカラム内に入れ ることにより、カラム内の不溶性支持体に結合する。

【0027】本発明の方法では、(1) HLA遺伝子を 含むDNA断片を変性させて1本鎖とした後、(2)H LA遺伝子の特定の領域に特異的に結合するタイピング 用プロープとアニールさせて、目的DNA断片とタイピ ング用プローブとの結合体を形成させる。HLA遺伝子 の特定の領域を複数選択し、かつ、これらと特異的に結 合するタイピング用プローブも複数種類作成すると、以 下の操作により、多数のタイプのHLA遺伝子を数種類 のタイピング用プローブによって正確にタイピングする* *ことができる。

【0028】しかる後、前記処理を行った試料DNA を、(3)目的とするDNA断片と特異的に結合するリ ガンドを固定化した不溶性支持体に接触させて、目的D NA断片とタイピング用プローブとの結合体を該支持体 に結合させる。リガンドを固定化した不溶性支持体は、 カラムに詰めて、液体クロマトグラフィー装置により操 作することが好ましい。次いで、(4)温度を徐々に上 昇させることにより、タイピング用プローブを支持体よ ると変異の有無、種類の識別が困難となるが、遅すぎる 10 り溶出させる。この場合、目的DNA断片の特定の領域 とタイピング用プローブとが完全に相補的であれば、溶 出温度が高く、ミスマッチがあれば溶出温度は低くな り、その温度は、ミスマッチの数や種類によって相違す る。そこで、タイピング用プローブの溶出温度などの溶 出パターンを解析すると、高度の多型性を示すHLA遺 伝子のタイピングを容易に行うことができる。目的DN A断片を含む試料DNA断片は、PCR法により増殖し たものを使用することが望ましい。

6

[0029]

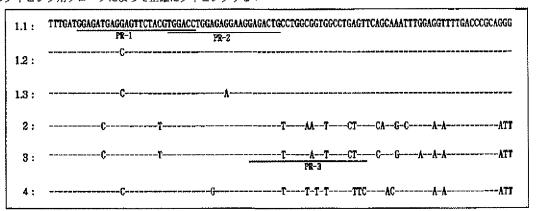
【実施例】以下に実施例を挙げて、本発明についてより 具体的に説明する。

【0030】 [実施例1]

(1) HLA-DQAタイピング用プローブの設計 HLA-DQA遺伝子は、表1に示すように1~4のタ イプに分けられ、さらにタイプ1は、1.1、1.2、 及び1.3のサブタイプに分けられる。

[0031]

【表1】



この6種類のDQAタイプのホモ接合体及びヘテロ接合 体の組み合わせ(全21通り)を全て区別できるよう に、表2に示すように3種類のプローブを設計した。

[0032] 【表2】

(プロープ発記券目)

PR-1 5' X GGT CCA CGT AGA ACT CCT CAT CTC C 3' PR-2 5' X CAG TOT COT TOO TOT COA GGT COA PR-3 5' X ACA GAG GCA ACT GCC AGA CAG TCT C 3' (X:YE/927 2)

[0033] これらの配列のDNA (PR-1、PR-2、及びPR-3)をDNA合成機で合成し、常法によ りFITC(フルオレセインイソチオシアネート)を標 HLA遺伝子(サブタイプ1、1及びタイプ3)の特定 の領域に特異的に結合するように設計されている (表1 中に図示した符号PR-1、PR-2、及びPR-3に 対応する領域)。

*【0034】(2)リガンド固定化カラムの作製 HLA-DQA遺伝子より、各タイプに共通な45ba seを選び、DNA合成機で表3に示す塩基配列を有す 識した。これらのタイピング用プローブは、表 1 に示す 10 るDNAを合成した。この合成DNAは、目的とするD NA断片と特異的に結合するリガンドである。 [0035]

8

【表3】

5' XTT TTT CAC GGA TCC GGT AGC AGC GGT AGA GTT GGA GCG TIT AAT C 3' (X:7ミノリンケ 2)

【0036】このDNA6mgを等量の相補鎖DNA (保護用DNA) と300µlの1MNaCl中でアニ 20 aCl、10mMリン酸、1mM EDTA、pH7. ーリングした後、0.04M NaHCOs (pH7. 5) 300 μ1を加え、300mgのトレシルクロライ ド活性化シリカゲル(Nucleosil 1000-OH、粒径7μm、孔径1000Å、Nage I 社製) と24時間反応させた。反応終了後、過剰のDNAを除 いた後に、2.4MTEAC1中65℃で洗浄すること により、DNA2本鎖を解離させて1本鎖とし、DNA 固定化支持体を作製した。(固定化量: 2.0 mg/g

※この支持体をパッキング用buffer(0,5M N

0) に懸濁してパッカーに入れ、パッキング用buff erを送液し、カラム (φ2.1m×10m) に支持体

【0037】(3) PCRによる目的DNA断片の作製 表4に示すプライマーを用いたPCRにより、HLA-DQA領域の242bpを増幅した。

[0038]

【表4】

dry gel)

JU-JA 5' GTG CTG CAG GTG TAA ACT TGT ACC AG 70-7B 5' CAC GGA TCC GGT AGC AGC GGT AGA GTT G 3'

【0039】(4)目的DNA断片のカラムによる分析 前記(2)で調製されたリガンド固定化カラムを、高速 液体クロマトグラフィー装置(Waters社製)に接 統した。(溶液:40%、EtOH、10mMリン酸b uffer、1mM EDTA、pH6.7、流速0. 1ml/分)

た後、タイピング用プローブを混合してアニールさせ、 30℃に保温したカラムにインジェクションした。10 分間溶液を流してカラム内を洗浄した後、カラム温度を 上昇させ、(30℃~60℃、昇温速度0.5℃/分) 溶出したタイピングプローブを蛍光検出器(FS-80 10、東ソー製)で検出した。

【0040】(5)分析結果の解析によるHLAタイピ

各タイピングプローブとHLA-DQA各タイプのDN 前記(3)で得られたPCR産物 10μ lを熱変性させ 40 A配列は、表 $5\sim7$ に示すように対応している。

[0041]

【表5】

9

(PR-1)

1.1 5' GGA GAT GAG GAG TTC TAC GTG GAC C 3' (A) 1.2, 1.3, 4 5' GGA GAT GAG CAG TTC TAC GTG GAC C 3' (B)

2, 3 5' GGA GAC GAG GAG TTC TAC GTG GAC C 3' (C)

PR-1 3' CCT CTA CTC CTC AAG ATG CAC CTG GX 5'

(A) 1.1 → 完全相補 (B) 1.2,1.3,4 → 10-CC ミスマッチ (C) 2,3 → 6-AC ミスマッチ

.

[0042]

* *【表6】

(PR-2)

1.1, 1.2, 2, 3 5' TGG ACC TGG AGA GGA AGG AGA CTG 3' (A)
1, 3 5' TGG ACC TGG AGA AGA AGA AGA CTG 3' (B)

4 5' TGG ACC TGG GGA GGA AGG AGA CTG 3' (C)

PR-2 3' ACC TGG ACC TCT CCT TCC TCT GAC X 5'

(A) 1.1,1.2,2,3 → 完全相補

(B) 1.3 → 13-AC ₹Z₹₹₹

(C) 4 → 10-GT ₹X₹₹₹

[0043]

【表7】

(PR-3)

2 S' AGA CTG TCT GGA AGT TGC CTC TGT 3' (A)

3 5' AGA CTG TCT GGC AGT TGC CTC TGT 3' (B)

PR-3 3' TCT GAC AGA CCG TCA ACG GAG ACA X 5'

(A) 2 → 完全相補

(B) 3 → 12-GC ₹X₹9f

₹0他 → ミスマッチ多数(5~6個)

これらの表中の溶出パターンA、B、及びCは、溶出温度が相対的に高温(A)、中温(B)、及び低温(C)にそれぞれ対応している。

【0044】表8に示すように、この溶出パターンを解析することにより、これら3つのプローブを用いること 30によって、21種類のHLA-DQAのタイプを区別することができる。

[0045]

【表8】

	11							
	DQA タイプ	PR 1	PR 2	PR - 3				
	1.1	A	A	-				
ـ ا	1.2	В	A	_				
平	1.3	В	В					
ホモ接合体	2	C	A	A				
1 17	3	C	A	В				
	4	В	С					
	1,1,1,2	AB	A	_				
	1.1,1.3	AВ	AB					
	1.1,2	AC	A	A				
	1.1,3	AC	A	В				
	1.1,4	ΑB	AC					
	1.2,1.3	В	AB	-				
テ	1.2,2	BC	A	A				
投接	1.2,3	BC	A	В				
ヘテロ接合体	1,2,4	В	AÇ					
``	1,3,2	BC	AB	A				
	1.3,3	BC	AÐ	В				
	1.3,4	В	BC					
	2,3	C	A	Α				
	2,4	BC	AC	A				
	3,4	BC	AC	В				

12

【0046】各サンプルの溶出時間及び溶出温度の測定結果を表9に示す。

実験条件

溶出液: 40%エタノール、1mM EDTA、10m

M リン酸buffer (pH7.0)

流速: 0. 1ml/min

カラム温度:30℃-60℃ (0.5℃/min)

サンプルを入れて10分後より温度上昇

[0047]

10 【表9】

20

13

サンプル	PR 1		PR 2			PR - 3			
DQA タイプ	予想 パーン	溶出時間(分)	溶出 温度 (℃)	予想 //y->	海出 時間 (分)	推進℃	予想がシン	幣出 時間 (分)	溶出 温度 (℃)
1	BC	19.28	34.6	A	37.10	43.6	В	22.50	36.2
(1.2,3)		-	-	_	-	-	_	-	-
2	В	21.49	35.7	В	20.91	35.5			
(1.3,1.3)	-	-	-	_	-	_	_	-	-
3	A	35,50	42.7	A	36.83	43.4	В	22.43	36.2
(1.1,3)	С	18.39	34.2	-		-			
4	С	18.88	34.4	A	36.52	49.3	В	22.64	36.3
(3,3)	***				-			-	
- 6	В	20.58	35.3	A	36.81	43.4	-	_	_
(1.2,1.3)	-			В	20.89	35.4			_
6	BC	19.48	34.7	A	35.22	42.6	В	22.50	36.3
(1.3,3)		1144	stra	В	19.75	34.9		_	-
7	С	18.02	39.0	A	35.02	42.5	A.	33.60	41.8
(2,2)	_	_	-	_	-	_	-	_	_
8	BC	19.10	34.6	A	35.90	43.0	A	32.90	41.4
(2,4)	-			С	30.90	40.5	****		ven
9	BC	19.10	34.6	A	35.68	42.8	A	33.29	41.6
(1.2,2)	-		1	-					
10	A	33.61	43.3	A	36.34	43.2			
(1.1,4)	В	20.62	35.3	C	31.0	40.5		-	-

(脚注) 溶出温度=(溶出時間-10) /2+30℃ 各プロープについての溶出パターンと平均溶出時間を表 30 【発明の効果】本発明によれば、比較的少数のタイピン 10に示す。

[0048]

【表10】

溶出パターン	溶出時間(分)					
辞山バソーン	PR - 1	PR – 2	PR - 3			
Λ	35.98	36,13	33.12			
В	20.89	20.52	22.52			
C	18.48	31.00	_			
BC	19.28	_	_			

[0049]

グ用プローブを用いて、迅速にHLAタイピングを行う ことが可能であり、臓器移植、骨髄移植の際の適合性を 調べたり、法医学における個人鑑定、親子鑑定、あるい は、疾患感受性の診断、人類学等の分野に利用すること ができる。

--852---

JP.06-303998,A

[Claim(s)]

[Claim 1] (1) After denaturing a DNA fragment containing an HLA gene and considering it as a single strand, (2) Make it anneal with a probe for typing specifically combined with a specific field of an HLA gene, Make combination of the purpose DNA fragment and a probe for typing form, and After an appropriate time [(3)], (4) Make an insoluble substrate which fixed ligand specifically combined with the target DNA fragment contact, combine combination of the purpose DNA fragment and a probe for typing with this base material, and rank second, An HLA typing method making a probe for typing eluted from a base material, and analyzing the elution pattern by raising temperature gradually.

DETAILED DESCRIPTION

[Detailed Description of the Invention]
[0001]

[Industrial Application] This invention relates to the typing method of investigating the polymorphism of an HLA gene directly on a base sequence level, in more detail about the method of determining the HLA gene type of an individual (typing). In molecular biology, gene engineering, and the field of industry relevant to these, the HLA typing method of this invention is useful.

[0002]

[Description of the Prior Art]A major histocompatibility complex (MHC) is on the 17th chromosome with a mouse, and the HLA (Human Leukocyte Antigen) gene complex in a 6th chromosome short bowl is equivalent to this in Homo sapiens. Advanced polymorphism is looked at by an HLA gene and the HLA antigen although human systematic affinity is determined by the HLA gene. [0003]The HLA antigen is deeply concerned with biophylaxis mechanisms, such as an immune response and disease susceptibility. Detection of the heritable variation of an HLA region is useful on typing of the organization for selecting the pair of the donor (donor) with whom the HLA gene agreed, and a recipient (recipient) when transplanting, and inhibiting the rejection of a transplant to the minimum. The success percentage of transplantation becomes high, so that a donor and a recipient are

hereditarily near. When HLA typing gets to know the genetic susceptibility over an autoimmune disease, it provides important information. Since an HLA gene seat shows advanced polymorphism, it can apply HLA typing to the individual judgment in legal medicine, a paternity test, etc.

[0004] Conventionally, HLA typing has been performed by the method of typing an HLA antigen by the minute amount cytotoxic test (serological method) to a lymphocyte, mixed lymphocyte culture (the cytological method), etc. On the other hand, many proposals are made in recent years about the DNA typing method for investigating the polymorphism of an HLA gene directly on a base sequence level. These DNA typing methods are sharp and more exact methods compared with the immunological typing method.

[0005]As an HLA typing method in a DNA level, For example, the PCR-RFLP (Restriction Fragment Length Polymorphism) method, PCR-SSO (SequenceSpecific Oligonucleotide) — law etc. are known as a typical thing (an PCR experiment manual, p. 227-235; the experimental medicine, Vol. 8, p. 1094-1099).

[0006] The PCR-RFLP method makes the field which is rich in the polymorphism of an HLA antigen gene by PCR (Polymerase Chain Reaction) amplify selectively, as opposed to this amplified DNA — allele (allele) — it is the way electrophoresis detects whether it is cut or not using the restriction enzyme which recognizes a specific base sequence and is cut. However, this method has faults, such as that the base sequence of the genetic area which should type needs to be clarified, and needing the restriction enzyme of various sorts.

[0007]DNA which amplified the PCR-SSO method by PCR — alloantigen — it is the method of determining whether carry out a hybrid to a specific oligonucleotide probe. In the dot blotting in the PCR-SSO method. After amplifying the target HLA gene by PCR, it fixes by a dot blot in a membrane, hybridization is carried out to the probe which carried out the sign of each membrane, and an enzyme reaction or autoradiography detects the united probe. In the reverse dot blotting in the PCR-SSO method. Fix an oligonucleotide probe to a film and hybridization of the PCR output by which the sign was carried out is carried out. The coloring reaction by an enzyme, etc. detect a specifically united PCR output (Proc. Natl. Acad. Sci. USA, Vol. 86, p. 6230-6234-1989).

[0008] However, since a signal is obtained in the conventional PCR-SSO

method only when a probe and the purpose DNA fragment join together. In order for the amount of information obtained from one probe to analyze the polymorphism of complicated DNA like HLA typing few therefore, it is necessary to use many probes.

[0009]

[Problem(s) to be Solved by the Invention] The purpose of this invention is to provide the method of typing the polymorphism of an HLA gene easily on a base sequence level. this invention person paid his attention to the strength of the interaction in complementary DNA-DNA hybridization. Depending on stability, the base sequence of DNAs forms the hybrid to a high temperature, in being completely complementary, but the melting temperature (Tm) of a DNA-DNA hybrid, when a mismatch (mismatched base pair) is in one or more places, stability will be markedly alike, will fall and will dissociate at a low temperature. And a melting temperature changes also with kinds of mismatch.

[0010] Then, the oligonucleotide probe (probe DNA) which has complementary arrangement in a DNA region to analyze is produced. If probe DNA and the purpose melting temperature of DNA are analyzed after making the hybrid of purpose DNA in sample DNA, and probe DNA form, the information about this field of purpose DNA contained in sample DNA is acquired, and the base sequence in a field can be presumed from this.

[0011] By using the insoluble substrate which fixed as ligand DNA which has a complementary base sequence in the DNA fragment made into the purpose, in order to capture the target DNA fragment, The hybridization thing of probe DNA and purpose DNA is made to fix on a base material, and it ranks second, and fusion of probe DNA and purpose DNA can be detected when probe DNA dissociates from this base material.

[0012] HLA typing is possible in being able to measure the dissociation temperature of probe DNA correctly and analyzing this by raising temperature gradually and making probe DNA dissociate, column-izing an insoluble substrate and controlling column temperature precisely. This invention comes to be completed based on these knowledge.

[0013]

[Means for Solving the Problem] After denaturing a DNA fragment containing (1) HLA gene and considering it as a single strand in this way according to this invention, (2) Make it anneal with a probe for typing specifically

combined with a specific field of an HLA gene, Make combination of the purpose DNA fragment and a probe for typing form, and After an appropriate time [(3)], (4) Make an insoluble substrate which fixed ligand specifically combined with the target DNA fragment contact, combine combination of the purpose DNA fragment and a probe for typing with this base material, and rank second, By raising temperature gradually, a probe for typing is made eluted from a base material, and an HLA typing method analyzing the elution pattern is provided.

[0014] Hereafter, this invention is explained in full detail. An insoluble substrate used by this invention is usually the shape of a film, or particle state, For example, metal particles, such as organic high polymer; aluminum, such as inorganic polymer; nylon, such as silica gel, porous glass, and graphite, a nitrocellulose, and polytetrafluoroethylene, and an apatite; ceramic particle [, such as alumina,]; etc. can be illustrated. These surfaces may be reformed chemically and physically. When a base material is particle state, 0.1-500 micrometers of sizes of particles are usually about 1-10 micrometers preferably, and 100-4000 A in an aperture of particles is usually about 1000-4000A preferably.

[0015]Ligand fixed in an insoluble substrate is an synthetic oligonucleotide (synthetic DNA). The length of ligand has a long time more preferred than a probe for typing, and is usually 30 - 60base preferably 20 to 100 base (base). It is made for a base sequence of a synthetic DNA made into ligand to become as complementary as a base sequence in the purpose DNA fragment.

[0016]A coupling method of ligand and a base material various kinds of functional groups (a carboxyl group, an amino group, a hydroxyl group, etc.) introduced into a base material as it is, Or after processing with a condensing agent or activators (tresyl chloride, a water-soluble carbodimide, etc.), functional groups, such as an amino group and a thiol group, are made to react to a synthetic DNA introduced into an end. [0017]A probe for typing is an synthetic oligonucleotide (synthetic DNA), and the length is usually 20 - 30base preferably 15 to 50 base. Although the number of probes for typing may be one, they choose several kinds of fields in an HLA gene and usually design two or more sorts of probes type efficiently according to the polymorphism of an HLA gene made into the purpose.

[0018] The probe for typing can combine a marker, in order to raise detection sensitivity. As a substance which carries out a sign, enzymes, such as haptens, such as a fluorochrome and biotin, and alkali FOSUTAZE, etc. are used. Fluorescein, a rhodamine, Europium, etc. are used as a fluorochrome. If several sorts of coloring matter in which fluorescence wavelengths differ like fluorescein and a rhodamine is used at this time, two or more kinds of typing probes can be detected simultaneously, and quick analysis is possible.

[0019] as the coupling method to a synthetic DNA of a marker — functional groups (an isothiocyanate group, a carboxyl group, an amino group, etc.) in a marker — as it is — or after being activated, a method of making it react to a synthetic DNA with functional groups, such as an amino group and a thiol group, is used. A marker is usually combined with an end of a synthetic DNA.

[0020] It is preferred to use the technique of affinity chromatography which makes a stationary phase an insoluble substrate which fixed ligand specifically combined with the purpose DNA fragment in a method of this invention. In order to perform quick processing, it is preferred to use high performance chromatography (HPLC).

[0021] The chromato-tube of a column can bear hydrostatic pressure of $100 \, \text{kg/cm}^2$, and especially if it is an inactive thing, it will not usually be limited to a solution. For example, mineral matter, such as plastics, such as metal, such as stainless steel, high density polyethylene, and polystyrene, and glass, can be used. An inside diameter of a chromato-tube is usually 1-5 mm preferably 1-20 mm. The length of a chromato-tube is usually 1-10 cm preferably 1-30 cm.

[0022] The rate of flow in the case of liquid sending to a column is usually a part for 0.05-0.5-ml/preferably by 0.01-1-ml/. A solution which sends the liquid in a column will not be limited especially if neither a base material nor a chromato-tube is invaded. For example, organic solvents, such as methanol, ethanol, and acetonitrile, may be mixed by this in solution containing solutes, such as NaCl and EDTA.

[0023] the length of the target DNA fragment — usually — 50base—10 kbase, it is 100 — 2kbase preferably, and what was cut by what was prepared by PCR, restriction enzyme processing, or a physical method, a thing included in a vector, etc. are used. A single strand or 2 chains may be sufficient

as a DNA fragment.

[0024] Although a thermostat, a column heater, etc. are used for temperature control of a column, in order to control temperature in a column correctly, especially its constant temperature bath is preferred. If a rate of temperature rise is too early, existence of variation and discernment of a kind will become difficult, but when too late, there is a problem that analytical time starts for a long time. It is usually preferably considered as 0.5 ** a part for /- and a 1.0 ** part grade for /by part [for 0.1 **/-], and 3 **/from this.

[0025]Combination with a probe for typing and the purpose DNA fragment is performed by mixing a probe for typing, after denaturing the purpose DNA fragment by heat or alkali treatment.

[0026] It combines with an insoluble substrate in a column by putting in a connective of this probe for typing, and the purpose DNA fragment in a column maintained at a fixed temperature.

[0027] After denaturing a DNA fragment containing (1) HLA gene and considering it as a single strand, a specific field of (2) HLA genes is made to anneal with a probe for typing combined specifically, and combination of the purpose DNA fragment and a probe for typing is made to form in it in a method of this invention. Multiple selection of the specific field of an HLA gene is made, and if a probe for typing specifically combined with these is also created two or more kinds, an HLA gene of many types can be correctly typed with several kinds of probes for typing by the following operations.

[0028] After an appropriate time, an insoluble substrate which fixed ligand which combines specifically sample DNA which performed said processing with a DNA fragment made into the (3) purposes is made to contact, and combination of the purpose DNA fragment and a probe for typing is combined with this base material. As for an insoluble substrate which fixed ligand, it is preferred to stuff a column and to operate it with a liquid chromatography device. Subsequently, a probe for typing is made eluted from a base material by raising (4) temperature gradually. In this case, if completely complementary in a specific field and a probe for typing of the purpose DNA fragment, elution temperature is high, if there is a mismatch, elution temperature becomes low and that temperature is different according to a number and a kind of mismatch. Then, if elution patterns, such as elution

temperature of a probe for typing, are analyzed, an HLA gene which shows advanced polymorphism can be typed easily. As for a sample DNA fragment containing the purpose DNA fragment, it is desirable to use a thing increased by the PCR method.

[0029]

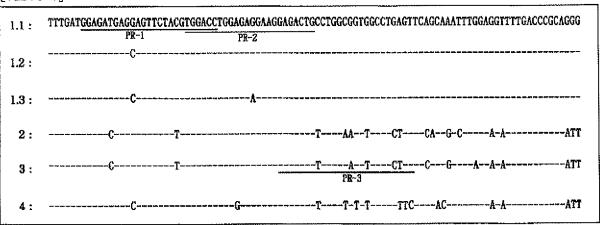
[Example] An example is given to below and it explains more concretely about this invention.

[0030][Example 1]

(1) The design HLA-DQA gene of the probe for HLA-DQA typing is divided into the type of 1-4 as shown in Table 1, and Type 1 is further divided into the subtype of 1.1, 1.2, and 1.3.

[0031]

[Table 1]



As shown in Table 2, three kinds of probes were designed distinguish all the combination (all the 21 kinds) of six kinds of this DQA type of homozygote, and heterozygote.

[0032]

[Table 2]

```
(プロープ和記例)
PR-1 5' X GGT CCA CGT AGA ACT CCT CAT CTC C 3'
PR-2 5' X CAG TCT CCT TCC TCT CCA GGT CCA 3'
PR-3 5' X ACA GAG GCA ACT GCC AGA CAG TCT C 3'
(X:アミノリンク 2)
```

[0033]DNA (PR-1, PR-2, and PR-3) of these arrangement was compounded with the DNA synthesis machine, and the sign of FITC (fluorescein isothiocyanate) was carried out with the conventional method. These probes for typing are designed combine with the specific field of the HLA gene (the subtype 1.1 and Type 3) shown in Table 1 specifically (field corresponding to numerals PR-1 illustrated all over Table 1, PR-2, and PR-3). [0034](2) From the production HLA-DQA gene of the ligand fixed column, 45base common to each type was chosen, and DNA which has a base sequence shown in Table 3 with a DNA synthesis machine was compounded. This synthetic DNA is ligand specifically combined with the DNA fragment made into the purpose.

[0035]

[Table 3]

5' XTT TTT CAC GGA TCC GGT AGC AGC GGT AGA GTT GGA GCG TTT AAT C 3' (X:73/11/27 2)

[0036]After carrying out annealing of this DNA6mg to equivalent weight of complementary strand DNAs (DNA for protection) in 1MNaCl of 300microl, 0.04M NaHCO $_3$ (pH 7.5) 300microl was added and it was made to react to 300 mg of tresyl chloride activation silica gel (Nucleosil 1000-0H, the particle diameter of 7 micrometers, 1000 A in an aperture, the product made by Nagel) for 24 hours. After ending reaction, after removing superfluous DNA, by washing at 65 ** among 2.4MTEACl, the two DNA chain was made to dissociate, it was considered as the single strand, and the DNA fixed base material was produced. (The amount of immobilization: 2.0 mg/g dry gel) It was suspended to buffer for packings (0.5M NaCl, 10mM phosphoric acid, 1mM EDTA, pH 7.0), this base material was put into the packer, buffer for packings was sent, and the column (phi2.1mx10m) was filled up with the base material.

[0037] (3) 242bp of the HLA-DQA field was amplified by PCR using the primer shown in the production table 4 of the purpose DNA fragment twisted to PCR. [0038]

[Table 4]

```
70-7A 5' GTG CTG CAG GTG TAA ACT TGT ACC AG 3'
70-7B 5' CAC GGA TCC GGT AGC AGC GGT AGA GTT G 3'
```

[0039](4) The ligand fixed column prepared with the analysis above (2) by the column of the purpose DNA fragment was connected to the high-performance-chromatography device (made by Waters). (Solution: A part for 40%, EtOH, 10mM phosphoric acid buffer, 1mM EDTA, and 0.1 ml of pH 6.7 rates-of-flow/)

After carrying out thermal denaturation of the PCR product 10mul obtained above (3), the probe for typing was made to mix and anneal and injection was carried out to the column which kept it warm at 30 **. After pouring the solution for 10 minutes and washing the inside of a column, column temperature was raised and the fluorescence detector (FS-8010, TOSOH make) detected the typing probe eluted (a part for 30 ** - 60 **, and heating-rate/of 0.5 **).

[0040](5) The DNA sequence of HLA typing each typing probe in the analysis of an analysis result and HLA-DQA each type supports Tables 5-7 so that it may be shown.

[0041]

[Table 5]

```
《PR-1》

1.1 5' GGA GAT GAG GAG TTC TAC GTG GAC C 3' (A)

1.2,1.3,4 5' GGA GAT GAG CAG TTC TAC GTG GAC C 3' (B)

2,3 5' GGA GAC GAG GAG TTC TAC GTG GAC C 3' (C)

PR-1 3' CCT CTA CTC CTC AAG ATG CAC CTG GX 5'

(A) 1.1 → 完全相補

(B) 1.2,1.3,4 → 10-CC ₹スマッチ

(C) 2,3 → 6-AC ₹スマッチ
```

[0042]

[Table 6]

```
《PR-2》
1.1, 1.2, 2, 3 5° TGG ACC TGG AGA GGA AGG AGA CTG
                                                    3' (A)
1, 3
             5' TGG ACC TGG AGA AGA AGG AGA CTG
                                                    3' (B)
             5' TGG ACC TGG GGA GGA AGG AGA CTG
                                                   3' (C)
4
             3' ACC TGG ACC TCT CCT TCC TCT GAC X 5'
PR-2
(A) 1.1,1.2,2,3 → 完全相補
(B) 1.3
                 → 13-AC < $\,\bar{2}77 f
(C) 4
                 → 10-GT ₹Xマッチ
```

[0043]

[Table 7]

```
(PR-3)
2 5' AGA CTG TCT GGA AGT TGC CTC TGT 3' (A)
3 5' AGA CTG TCT GGC AGT TGC CTC TGT 3' (B)
PR-3 3' TCT GAC AGA CCG TCA ACG GAG ACA X 5'
(A) 2 → 完全相補
(B) 3 → 12-GC ミスマッチ
その他 → ミスマッチ多数(5~6個)
```

Elution temperature supports [elution pattern / in front / these / A, B, and C] elevated-temperature (A), a moderate temperature (B), and low temperature (C) relatively, respectively.

[0044] As shown in Table 8, the type of 21 kinds of HLA-DQA is distinguishable by using these three probes by analyzing this elution pattern.
[0045]

[Table 8]

	DQA タイプ	PR - 1	PR - 2	PR - 3	
	1.1	A	A	****	
_1.	1.2	В	A		
ホモ接合体	1.3	В	В		
食	2	C	A	A	
344	3	C	A	В	
	4	В	С		
	1.1,1.2	AB	A		
	1.1,1.3	AB	AB		
	1.1,2	AC	A	A	
	1.1,3	AC	A	В	
	1.1,4	AB	AC		
	1.2,1.3	В	AB		
シテ	1.2,2	BC	A	A	
ハテロ接合体	1.2,3	BC	A	В	
兪	1,2,4	В	AC		
	1.3,2	BC	AB	A	
	1.3,3	BC	AB	В	
	1.3,4	В	BC		
	2,3	С	A	A	
	2,4	BC	AC	A	
	3,4	BC	AC	В	

[0046] The elution time of each sample and the measurement result of elution temperature are shown in Table 9.

Experimental-condition eluate: 40% ethanol, 1mM EDTA, 10mM phosphoric acid buffer (pH 7.0)

rate-of-flow: -- 0.1 ml/min column temperature: -- 30 ** - 60 ** (0.5 ** / min)

A sample is put in and it is a rise in heat from the 10-minute backward. [0047]

[Table 9]

サンプル	ル PR - 1			PR - 2			PR - 3		
DQA タイプ	予想パケーソ	溶出 時間 (分)	溶出 温度 (°C)	予想 //y>	溶出 時間 (分)	溶出 温度 (℃)	予想 //yy	溶出 時間 (分)	溶出 温度 (°C)
1	BC	19.28	34.6	A	37.10	43.6	В	22.50	36.2
(1.2,3)	-		-	_	_		-		
2	В	21.49	35.7	В	20.91	35.5			_
(1.3,1.3)	-	-	*****	_	_		_	_	
3	A	35.50	42.7	A	36.83	43.4	В	22.43	36.2
(1.1,3)	С	18.39	34.2	****	_			-	-
4	С	18.88	34.4	A	36.52	43.3	В	22.64	36.3
(3,3)	_		-	-	-			-	-
5	В	20.58	35.3	A	36.81	43.4	_	_	****
(1.2,1.3)	_		****	В	20.89	35.4	_	_	
6	BC	19.48	34.7	A	35.22	42.6	В	22.50	36.3
(1.3,3)	-	-	-	В	19.75	34.9	•••	_	
7	С	18.02	39.0	A	35.02	42.5	A	33.60	41.8
(2,2)	-		-		_	_			
8	BC	19.10	34.6	A	35.90	43.0	A	32.90	41.4
(2,4)	_	_		С	30.90	40.5	_	_	****
9	BC	19.10	34.6	A	35.68	42.8	A	33.29	41.6
(1.2,2)		_	-	_	-	-			-
10	A	33.61	43.3	A	36.34	43.2		_	
(1.1,4)	В	20.62	35.3	С	31.0	40.5	_	_	-

(Footnote) Elution temperature = (elution time-10) the elution pattern about /2 +30 ** each probe and average elution time are shown in Table 10. [0048]

[Table 10]

Strate & tr \	溶出時間(分)					
溶出パターン	PR - 1	PR – 2	PR - 3			
A	35.98	36.13	33.12			
В	20.89	20.52	22.52			
С	18.48	31.00	_			
BC	19.28		_			

[0049]

[Effect of the Invention] According to this invention, it is possible to perform HLA typing promptly using a small number of probe for typing comparatively, and the conformity in the case of an organ transplantation and a bone marrow transplantation can be investigated, or it can use for fields, such as individual judgment in legal medicine, a paternity test or disease susceptibility diagnosis, and anthropology.

[Translation done.]